

(12) DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITÉ DE COOPÉRATION
EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

(19) Organisation Mondiale de la Propriété
Intellectuelle
Bureau international



(43) Date de la publication internationale
11 août 2005 (11.08.2005)

PCT

(10) Numéro de publication internationale
WO 2005/072697 A1

(51) Classification internationale des brevets⁷ : **A61K 7/48**

(21) Numéro de la demande internationale :
PCT/FR2004/003109

(22) Date de dépôt international :
3 décembre 2004 (03.12.2004)

(25) Langue de dépôt : français

(26) Langue de publication : français

(30) Données relatives à la priorité :
0315521 29 décembre 2003 (29.12.2003) FR

(71) Déposant (pour tous les États désignés sauf US) :
SECMA BIOTECHNOLOGIES MARINES Société

par actions simplifiée [FR/FR]; Zone Industrielle de
Quemper-Guezennec, Pontrieux, F-22260 Pontrieux (FR).

(72) Inventeur; et

(75) Inventeur/Déposant (pour US seulement) :
MEKIDECHE, Nicole [FR/FR]; Chemin du Huitel,
F-22620 Ploubazlanec (FR).

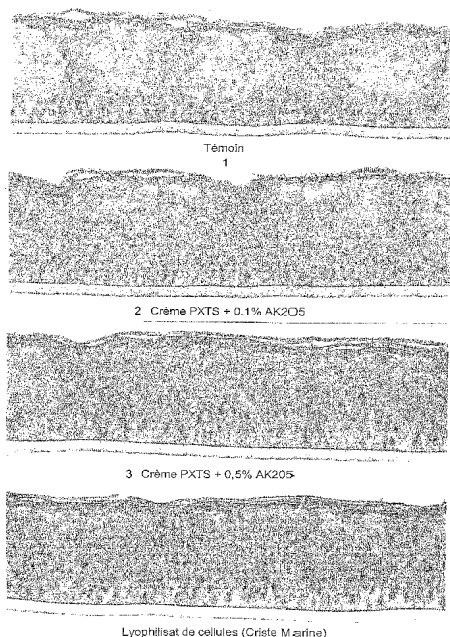
(74) Mandataire : **CABINET LEPEUDRY**; 43, rue de la
Brèche aux Loups, F-75012 Paris (FR).

(81) États désignés (sauf indication contraire, pour tout titre de
protection nationale disponible) : AE, AG, AL, AM, AT,
AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BW, BY, BZ, CA, CH, CN, CO,
CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, EG, ES, FI, GB,
GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG,
KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG,

[Suite sur la page suivante]

(54) Title: USE OF A LYOPHILISATE OF DEDIFFERENTIATED PLANT CELLS FOR SKIN DEPIGMENTATION AND/OR
LIGHTENING

(54) Titre : UTILISATION D'UN LYOPHILISAT DE CELLULES VÉGÉTALES DEDIFFÉRENCIÉES AFIN DE DEPIGMENTER ET/OU D'ÉCLAIRCIR LA PEAU



1 ... CONTROL
2 ... CREAM
3 ... LYOPHILISATE OF CELLS (CRISTE MARINE)

(57) Abstract: The invention relates to the use of at least one lyophilisate of dedifferentiated plant cells in a cosmetic or pharmaceutical composition for skin depigmentation and/or lightening purposes along with a protective regenerative effect. In addition, the invention relates to a topically-applied cosmetic or pharmaceutical composition comprising one such lyophilisate.

(57) Abrégé : L'invention concerne l'utilisation d'au moins un lyophilisat de cellules végétales dédifférenciées dans une composition cosmétique ou pharmaceutique a des fins de dépigmentation et/ou éclaircissement de l'épiderme accompagnée d'un effet protecteur et régénératoire. L'invention a, de plus, pour objet une composition cosmétique ou pharmaceutique a usage topique comprenant au moins un tel lyophilisat.

WO 2005/072697 A1



MK, MN, MW, MX, MZ, NA, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, SY, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

SE, SI, SK, TR), OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(84) États désignés (*sauf indication contraire, pour tout titre de protection régionale disponible*) : ARIPO (BW, GH, GM, KE, LS, MW, MZ, NA, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), eurasien (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), européen (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IS, IT, LT, LU, MC, NL, PL, PT, RO,

Publiée :

— avec rapport de recherche internationale

En ce qui concerne les codes à deux lettres et autres abréviations, se référer aux "Notes explicatives relatives aux codes et abréviations" figurant au début de chaque numéro ordinaire de la Gazette du PCT.

UTILISATION D'UN LYOPHILISAT DE CELLULES VEGETALES DEDIFFERENCIEES AFIN DE DEPIGMENTER ET/OU D'ECLAIRCIR LA PEAU

Utilisation dans une composition cosmétique ou pharmaceutique d'au moins un lyophilisat de cellules végétales dédifférenciées afin de dépigmenter et/ou éclaircir, de protéger et de régénérer l'épiderme.

5

L'invention concerne l'utilisation d'au moins un lyophilisat de cellules végétales dédifférenciées dans une composition cosmétique ou pharmaceutique à des fins de dépigmentation et/ou éclaircissement de l'épiderme
10 accompagné d'un effet protecteur et régénérateur. L'invention a, de plus, pour objet une composition cosmétique ou pharmaceutique à usage topique comprenant au moins un tel lyophilisat.

La peau est une enveloppe protectrice qui représente
15 l'interface entre le milieu extérieur et les autres organes internes. Elle n'est toutefois pas hermétique et, en tant qu'organe d'absorption, elle permet aux substances dissoutes de pénétrer par l'intermédiaire des pores et des follicules pileux.

20 La peau protège contre le froid, la chaleur, le rayonnement ; contre la pression, le frottement ; contre les lésions chimiques ; contre la pénétration des micro-organismes ; de la perte d'eau et de chaleur.

La protection naturelle de la peau contre le
25 rayonnement ultraviolet passe par un pigment brun, la mélanine. La mélanine est présente dans des cellules des couches basales de l'épiderme : les mélanocytes. Elle est synthétisée à partir d'un acide aminé, la tyrosine, modifié par une enzyme, la tyrosinase. La synthèse de la mélanine
30 est induite par les rayons UV. La coloration foncée de la peau est une première protection naturelle contre le soleil, qui est bien insuffisante pour les peaux les plus claires. Le bronzage est la conséquence, sous l'action des UV, de l'augmentation de l'activité mélanocytaire de
35 synthèse de la mélanine et du stockage de la mélanine dans les kératinocytes.

La quantité de mélanine et le nombre de mélanocytes sont des facteurs programmés génétiquement qui donnent sa

couleur à la peau.

Une production excessive et localisée de mélanine provoque l'apparition de taches : taches de rousseur, masque de grossesse, lentigos solaires ou séniles, etc...

5 En effet, selon les dernières nomenclatures, les taches de vieillesse sont les lentigos séniles et les lentigos solaires sont les autres taches.

10 Les "taches de vieillesse" sont de petites taches brun pâle, planes et généralement rondes, le plus souvent sur le visage, le dos des mains, le décolleté, les avant-bras. Elles sont provoquées par la combinaison du soleil et du vieillissement. Leur nombre augmente avec l'âge. Sous l'action répétée des rayons UV, les mélanocytes finissent par produire trop de mélanine.

15 Les lentigines sont des "taches de rousseur" qui ne disparaissent pas en hiver, brunes, minuscules et nombreuses, très proches les unes des autres. On les trouve le plus souvent sur le visage, les épaules et le décolleté. Elles sont provoquées par une overdose d'ultraviolets et
20 peuvent se former dès le plus jeune âge.

Le "masque de grossesse" se manifeste par de grandes taches brunes au contour irrégulier, le plus souvent sur le visage, qui prennent parfois l'aspect d'un masque. Quand ces taches apparaissent au cours de la grossesse, on parle
25 de chloasma, sinon on parle de mélasma. Elles sont provoquées par une stimulation hormonale (grossesse, hormonothérapie) combinée à l'exposition aux rayons UV.

Tous ces types de taches peuvent également être liés au patrimoine génétique et donc à l'hérédité.

30 Devant l'aspect disgracieux de ces surconcentrations de mélanine, il est d'un intérêt particulièrement important d'avoir accès à des préparations à usage topique qui permettraient de prévenir leur apparition et/ou de les atténuer.

35 Les fabricants de préparations cosmétiques et pharmaceutiques sont constamment à la recherche de principes actifs non agressifs permettant d'inhiber ou de bloquer la synthèse de la mélanine, directement ou

indirectement, ou d'inhiber ou de bloquer le transfert des mélanosomes aux kératinocytes, et donc d'éclaircir ces taches tout en protégeant ces zones d'une pigmentation solaire. De même, les fabricants de préparations cosmétiques cherchent des principes actifs dépigmentants non agressifs devant le désir croissant des populations noires et asiatiques d'éclaircir leur peau, tout en leur proposant un produit protecteur de la peau.

Pour pallier aux désagréments des autres traitements disponibles fastidieux et/ou agressifs (laser, cryothérapie) de dépigmentation, ces principes actifs doivent en même temps protéger la peau et/ou stimuler la régénération des cellules la constituant.

En effet, la protection de la peau et/ou la stimulation de la régénération des cellules de la peau permettent de lutter en même temps contre un facteur aggravant des taches : le vieillissement cutané aux multiples causes.

La première cause du vieillissement cutané est le vieillissement « programmé » qui peut être accéléré par le stress, le tabagisme et certaines maladies. Avec les années, la peau perd de son élasticité car le derme produit toujours moins de fibres de collagène et d'élastine. D'où l'affaiblissement progressif du tissu conjonctif et le relâchement de la peau. La capacité de renouvellement de l'épiderme tend également à diminuer, celui-ci devient plus sec et plus mince car son métabolisme est altéré. La peau prend également avec le temps un aspect grisonnant qui donne un teint terne contre lequel un soin éclaircissant peut aussi lutter.

La deuxième cause du vieillissement est la diminution de la production hormonale qui entraîne la diminution progressive des fonctions tissulaires, cellulaires et organiques. Les hormones telles que l'hormone de croissance (HGH), la testostérone, la DHEA et la mélatonine sont produites en grandes quantités jusqu'à l'âge de 20 ans et elles favorisent le renouvellement cellulaire.

La conséquence de ces différentes causes du

vieillissement conjuguées aux effets de l'environnement (pollutions diverses : gaz d'échappement, fumées de cigarettes, fumées d'usines, produits chimiques...) amènent à la surproduction de radicaux libres qui ont pour cibles
5 les différents composants de la cellule : protéines, lipides, sucres et l'ADN et qui constituent ainsi une autre cause du vieillissement cutané. Certaines influences extérieures les poussent à entrer en réaction car ils recherchent constamment d'autres molécules avec lesquelles
10 ils peuvent se lier. Ils attaquent alors les fibres de collagène, les membranes cellulaires et la couche graisseuse de la peau. Ils altèrent le patrimoine génétique des cellules, de sorte que la qualité des nouvelles cellules de la peau diminue.

15 Le corps se protège contre ces agresseurs par des systèmes enzymatiques s'opposant à ces réactions d'oxydation (antioxydants). Mais dès l'âge de vingt ans, les mécanismes de défense naturels s'affaiblissent progressivement, de sorte que la peau ne peut plus se
20 défendre toute seule.

La Demanderesse a découvert de manière surprenante et inattendue qu'un lyophilisat de cellules végétales différenciées permet d'atteindre cette combinaison
25 d'effets recherchée : il dépigmente et/ou éclaircit l'épiderme avec une parfaite innocuité tout en le protégeant et le régénérant.

Les cellules différenciées conservent toutes les potentialités cellulaires comme les cellules souches. Elles
30 expriment tous les gènes de leur génome donc toutes les protéines qui permettent à chaque type de cellule spécialisée de se protéger du milieu extérieur.

L'invention a donc pour objet premier l'utilisation dans ou pour la fabrication d'une composition cosmétique ou
35 pharmaceutique d'au moins un lyophilisat de cellules végétales différenciées, ledit lyophilisat permettant de dépigmenter et/ou éclaircir, de protéger et de régénérer l'épiderme.

On entend par "cellule végétale dédifférenciée" toute cellule végétale ne présentant aucun caractère de spécialisation et pouvant régénérer à elle seule un plant entier de végétal dont elle provient. Elle peut être isolée à partir de tout échantillon de plante entière ou d'organe comme les feuilles, les tiges, les racines, les graines, les fleurs, les pétales, les anthères, les fruits, etc... appelé explant.

De manière préférée, on utilise un morceau de feuille ou une graine en tant qu'explant.

On préfère tout particulièrement cultiver l'explant *in vitro*. On entend par "culture *in vitro*" l'ensemble des techniques de l'art antérieur connues de l'homme du métier qui permettent dans des conditions parfaitement contrôlées de régénérer un organe ou une plante entière à partir d'un explant cultivé dans ou sur un milieu nutritif défini. Ces conditions parfaitement maîtrisées permettent une parfaite reproductibilité et homogénéité des plants. En particulier, cette méthode de culture fournit des clones identiques à l'infini. Parmi les méthodes et milieux de culture *in vitro* décrits dans l'art antérieur, on peut citer à titre d'exemples les milieux de Gamborg (1968), de Murashige et Skoog (1962), de Morel (1970), etc..dont la formulation est décrite dans "Plant Culture Media : formulations and uses" de E.F. George, DJM Puttock et H.J. George (Exegetics Ltd 1987).

En particulier, on préfère utiliser des cellules végétales dédifférenciées de végétal halophile comme les espèces *Salicornia ramossisima* (Salicorne), *Sueda vera*, *Beta maritima*, *Obione portulacoides*, *Armeria maritima*, *Crithmum maritimum* (Criste Marine), *Ophrys sphegodes*, *Artemia vulgaris*, *Muscaris comosum*, *Eryngium maritimum*, *Sanguisorba minor*, *Cochlearia officinalis*, *Fumaria officinalis*, *Vincetoxicum fullonum*, *Dipsacus fullonum*, *Heracleum spondylium*, *Inula crithmoides*, *Inula britannica*, *Inula viscosa*, tout particulièrement des cellules végétales dédifférenciées de Criste Marine (*Crithmum maritimum*). Les végétaux halophiles, également nommés halophytes, sont des

végétaux qui tolèrent des sols riches en sel. Ils ont développé des systèmes de défense contre le milieu extérieur agressif qu'ils colonisent. En particulier, les halophytes sont des végétaux du bord de mer capables de supporter un sol riche en sel, l'humidité et le vent. Ils luttent en permanence pour maintenir la pression osmotique dans leurs cellules, l'eau ayant tendance à traverser la membrane plasmique vers le compartiment extracellulaire le plus sodé.

Dans le cas de l'utilisation de végétal halophile, il est particulièrement important de développer une culture in vitro de cellules qui fournit une biomasse infinie et reproductible pour protéger ces espèces, les halophytes étant en danger face à la pollution des mers.

Dans une réalisation particulière de l'invention, il est également possible de modifier certaines conditions de culture (pH, température, composition gazeuse ambiante, composition du milieu de culture, luminosité). Les cellules différenciées tendront alors à produire plus ou moins de certaines substances intracellulaires.

Le second objet de l'invention est une composition cosmétique ou pharmaceutique à usage topique caractérisée en ce qu'elle comprend, dans une base physiologiquement acceptable, 0,05 à 2%, de préférence 0,1 à 1%, de manière particulièrement préférée 0,5% d'au moins un lyophilisat tel que décrit précédemment.

En effet, un tel lyophilisat peut être utilisé comme seul principe actif de la composition selon l'invention. Cependant, plusieurs lyophilisats peuvent être ajoutés à la base de la composition selon l'invention.

Dans un premier mode de réalisation particulier de l'invention, on utilise au moins un lyophilisat de cellules végétales différenciées pour la fabrication d'une composition cosmétique ou pharmaceutique, destinée à rajeunir l'aspect de la peau.

Dans un deuxième mode de réalisation particulier de l'invention, on utilise au moins un lyophilisat de cellules végétales différenciées pour la fabrication d'une

composition cosmétique ou pharmaceutique destinée au traitement des taches appelées lentigos.

Dans un troisième mode de réalisation particulier de l'invention, on utilise au moins un lyophilisat de cellules végétales différenciées pour la fabrication d'une composition cosmétique ou pharmaceutique, destinée à éclaircir les peaux noires ou asiatiques.

Les exemples suivants illustrent l'invention sans toutefois en limiter la portée.

10

Légende des Figures

Figure 1 : morphologie générale, coloration à l'hématoxyline/éosine (HES) sur épiderme reconstitué SKINETHIC® simple (kératinocytes)

Figure 2 : morphologie générale, coloration à l'hématoxyline/éosine (HES) sur épiderme reconstitué SKINETHIC® intégrant des mélanocytes

Figure 3 : marquage de la filaggrine

Figure 4 : marquage de KI-67 (évaluation de l'index mitotique)

Exemple 1: Culture in vitro de cellules différenciées de Criste Marine à partir de tissu végétal:

15

1- Obtention de cals primaires

On prélève à l'aide de ciseaux des morceaux de tissus dans la zone choisie (3 cm minimums) tige, feuilles...

A partir de ce stade de la manipulation, tout doit se dérouler en atmosphère stérile sous une hotte à flux laminaire.

20

Pour stériliser le matériel végétal, on immerge les tissus 30 s dans l'éthanol puis on élimine le solvant, on les rince par 3 x 100 ml d'H₂O stérile, on les immerge 15 min. dans l'hypochlorite de sodium additionné de quelques gouttes de Tween 20 et on les rince par 3 x 100 ml d'H₂O stérile.

25

Pour mettre les tissus en culture, on dépose les fragments

de tissus dans une boîte de Pétri stérile (125 mm), on découpe des fragments de tissus (2 à 3 mm) en prenant soin d'éliminer les parties blanchies par l'eau de javel. Les explants ainsi obtenus sont légèrement incisés et déposés à
5 demi-enfoncés dans le milieu nutritif gélosé (Tableau 1).

2- Repiquage des cals

A ce stade de la manipulation, tout doit se dérouler en atmosphère stérile sous une hotte à flux laminaire.

10 On prélève au niveau du cal 2 à 3 amas cellulaires (1 à 2 cm) à l'aide d'une spatule,

On dépose et répartit ces amas sur le milieu neuf.

15

20

25

30

35

Composition du milieu de culture solide : Tableau 1

Macroéléments	mg/l
KNO ₃	2500
(NH ₄) ₂ SO ₄	134
CaCl ₂ , 2H ₂ O	150
NaH ₂ PO ₄ , 2H ₂ O	300
MgSO ₄ , 7H ₂ O	250
Microéléments	mg/l
MnSO ₄ , H ₂ O	16,9
ZnSO ₄ , 7H ₂ O	8,6
H ₃ BO ₃	6,2
KI	0,83
Na ₂ MoO ₄ , 2H ₂ O	0,25
CuSO ₄ , 5H ₂ O	0,025
FeSO ₄ , 7H ₂ O	27,8
Vitamines	mg/l
myo-inositol	100
acide nicotinique	1
D(+)-panthoténate de calcium	1
(+)-biotine	0,01
chlorhydrate de pyridoxal	1
dichlorure de thiamine	1
Composés organiques	g/l
saccharose	30
Phytohormones	mg/l
acide naphtalène acétique	1,5
acide 2,4 dichloro-phénoxyacétique	0,5
kinétine	0,5
Agent gélifiant	g/l
agar	9

3- Expansion des cellules du cal en milieu liquide

5 • Inoculum d'entretien :

Les cellules du cal sont transférées dans un milieu liquide identique au milieu solide sans agar (Tableau 1). Elles sont cultivées sous agitation (110 tours/min), à 25°C

en lumière blanche continue (3500 lux, tubes fluorescents "lumière du jour") dans des erlenmeyers de 250 mL, à raison de 50 mL par erlenmeyer.

Elles sont diluées tous les 10 à 11 jours au 1/4 c'est-à-dire 100 mL dans 400 mL.

- Production de matière sèche :

Les cellules sont cultivées à partir d'une dilution au 1/4 de l'inoculum d'entretien dans des erlenmeyers de 5L, à raison de 2L de culture par erlenmeyer, sous agitation (110 tours/min), à 25°C en lumière blanche continue (3500 lux, tubes fluorescents "lumière du jour") et ce pendant 12 à 13 jours.

Il faut noter que l'acide 2,4 dichloro-phénoxyacétique est entièrement métabolisé et qu'il ne sera pas retrouvé dans le produit final.

Exemple 2 : Préparation d'un lyophilisat de cellules dédifférenciées de Criste Marine :

La culture cellulaire liquide en suspension est centrifugée pour culoter les cellules.

Les cellules sont passées sur un tamis de 150 à 200 μ m, congelées puis lyophilisées dans un lyophilisateur à plaques.

Exemple 3 : Mise en évidence sur épiderme reconstitué SKINETHIC® de l'absence de toxicité d'une préparation cosmétique contenant un lyophilisat de cellules dédifférenciées de Criste Marine :

L'épiderme reconstitué SKINETHIC® est un modèle d'épiderme humain développé et commercialisé par la Société SkinEthic Laboratories (Nice, France).

1- Sur épiderme reconstitué SKINETHIC® simple (constitué uniquement de kératinocytes):

Des kératinocytes d'origine humaine sont ensemencés sur des filtres en polycarbonate de 0,63 cm² dans un milieu défini (MCDB 153 modifié) et supplémenté. Les cellules sont

cultivées pendant 14 jours à l'interface air/liquide, le milieu de culture étant changé tous les deux jours.

Les épidermes ainsi formés ont été utilisés pour la réalisation de l'étude à partir du 17ème jour de culture.

5

Un essai préliminaire a été effectué afin de déterminer le temps de contact et la quantité de produit appliqué sur l'épiderme reconstitué n'entraînant pas de cytotoxicité.

10

Tous les tests ont été conduits en duplicate avec :

Lot 1 : épidermes témoins ne recevant pas de produit

Lot 2 : épidermes traités recevant crème PXTS + 0,1% AK205

Lot 3 : épidermes traités recevant crème PXTS + 0,5% AK205

Lot 4 : épidermes traités recevant le produit lyophilisat

15

de cellules (AK 205)

AK205 = lyophilisat de cellules différenciées de Criste Marine obtenu selon les Exemples 1 et 2.

PXTS = pour peaux très sèches

20

Les épidermes fixés dans une solution formaldéhyde 10% ont été inclus dans des blocs en paraffine. Les coupes verticales de 4 microns ont été colorées à l'hématoxyline/éosine et photographiées sous un microscope optique.

25

Les cultures doivent présenter des couches cellulaires basales, spinieuses, granuleuses et cornées intactes, orthokératosiques, et la stratification épidermique doit être régulière et normale. Les cellules de la couche basale doivent être polarisées verticalement. De nombreux grains

30

de kératohyaline doivent être visibles (en violet) dans la couche granuleuse juste sous la couche cornée.

35

Les produits, crème PXTS+0,1% AK205, crème PXTS+0,5% AK205 et le produit lyophilisat de cellules de Criste Marine (AK 205) déposés à raison de 2 μ L par cm², sur des épidermes reconstitués traités pendant 24 heures, comparativement à des épidermes témoins, n'ont induit aucune toxicité. Les images histologiques, après coloration

hématoxyline/éosine, d'épidermes traités sont comparables à celles des épidermes témoins (cf. Figure 1).

5 2- Sur épiderme reconstitué SKINETHIC® intégrant des mélanocytes :

Des kératinocytes d'origine humaine et des mélanocytes sont ensemencés sur des filtres en polycarbonate de 0,63 cm² dans un milieu défini (MCDB 153 modifié) et supplémenté. Les cellules sont cultivées pendant 10 jours à 10 l'interface air/liquide, le milieu de culture étant changé tous les jours.

Les épidermes de type VI (= négroïde) ainsi formés ont été utilisés à partir du 10ème jour de culture.

Un essai préliminaire a été effectué afin de 15 déterminer le temps de contact et la quantité de produit appliqué sur l'épiderme reconstitué n'entraînant pas de cytotoxicité.

L'essai a été conduit en duplicate avec :

- Lot 1 : épidermes témoins ne recevant pas de produit
20 Lot 2 : épidermes témoins positifs recevant l'acide kojique, 2%
Lot 3 : épidermes traités recevant crème PXTS + 0,1% AK205
Lot 4 : épidermes traités recevant crème PXTS + 0,5% AK205
AK205 = lyophilisat de cellules différenciées de Criste
25 Marine obtenu selon les Exemples 1 et 2.

Les épidermes fixés dans une solution formaldéhyde 10% ont été inclus dans des blocs en paraffine. Les coupes verticales de 4 microns ont été colorées à 30 l'hématoxyline/éosine et photographiées sous un microscope optique.

Les cultures doivent présenter des couches cellulaires basales, spineuses, granuleuses et cornées intactes, orthokératosiques, et la stratification épidermique doit 35 être régulière et normale. Les cellules de la couche basale doivent être polarisées verticalement. De nombreux grains de kératohyaline doivent être visibles (en violet) dans la couche granuleuse juste sous la couche cornée.

Les produits, crème PXTS+0,1% AK205 et crème PXTS+0,5% AK205 déposés à raison de 2 μ L par cm², sur des épidermes reconstitués traités pendant 24 heures, comparativement à
5 des épidermes témoins, n'ont induit aucune toxicité. Les images histologiques, après coloration hématoxyline/éosine, d'épidermes traités sont comparables à celles des épidermes témoins (cf. Figure 2).

10 Exemple 4 : Evaluation de l'effet dépigmentant d'une préparation cosmétique contenant un lyophilisat de cellules dédifférenciées de Criste Marine sur des épidermes reconstitués SKINETHIC® intégrant des mélanocytes :

1- Protocole expérimental

15 Des kératinocytes d'origine humaine et des mélanocytes sontensemencés sur des filtres en polycarbonate de 0,63 cm² dans un milieu défini (MCDB 153 modifié) et supplémenté. Les cellules sont cultivées pendant 10 jours à l'interface air/liquide, le milieu de culture étant changé
20 tous les jours.

Les épidermes de type VI (= négroïde) ainsi formés ont été utilisés à partir du 10ème jour de culture.

Tous les tests ont été conduits en duplicate avec :

- 25 Lot 1 : épidermes témoins ne recevant pas de produit
Lot 2 : épidermes témoins positifs recevant l'acide kojique, 2%
Lot 3 : épidermes traités recevant crème PXTS + 0,1% AK205
Lot 4 : épidermes traités recevant crème PXTS + 0,5% AK205
30 AK205 = lyophilisat de cellules dédifférenciées de Criste Marine obtenu selon les Exemples 1 et 2.

L'évaluation de la synthèse de la mélanine (étude qualitative) intracellulaire a été effectuée par
35 spectrométrie à 475 nm après que les cellules ont été mises en suspension puis dissoutes dans du NaOH (1N) et du diméthyl sulfoxyde pendant 30 minutes.

A la fin de la période d'incubation, le milieu de culture a été prélevé puis les épidermes ont été rincés avec du PBS (Phosphate Buffer Saline) et mis au contact du Triton X-100 (Sigma, France) à 1% puis incubés pendant 10 minutes. La réaction enzymatique a été initiée par l'ajout de la L-Dopamine (Sigma, France) à 10 mM dans du PBS dépourvu de Ca^{2+} et de Mg^{2+} .
Après 1 heure d'incubation à 37°C à l'abri de la lumière, l'activité de la tyrosinase a été évaluée par la mesure de l'absorption à 475 nm à l'aide d'un spectrophotomètre.

2- Résultats

a) Dosage de la mélanine

Les résultats obtenus sont présentés sous forme de tableau:

	Absorbance (475 nm)	%
Témoin négatif	0,160 ± 0,02	-
Témoin positif	0,09 ± 0,01	-44
CREME PXTS+0,1% AK205	0,139 ± 0,02	-13
CREME PXTS+0,5% AK205	0,101 ± 0,01	-37

Les résultats obtenus ont révélé que la crème PXTS+0,5% AK205 a entraîné une diminution significative du taux de mélanine au niveau des épidermes reconstitués intégrant des mélanocytes (-37%). La crème PXTS+0,1% AK205 a réduit légèrement ce taux (-13%) comparativement au témoin positif acide kojique 2% (-44%).

b) Evaluation de l'activité tyrosinasique

Les résultats obtenus sont présentés sous forme de tableau:

	Absorbance (475 nm)	%
Témoin négatif	0,245 ± 0,03	-
Témoin positif	0,153 ± 0,01	-38
CREME PXTS+0,1% AK205	0,198 ± 0,02	-19
CREME PXTS+0,5% AK205	0,167 ± 0,02	-32

Les résultats obtenus ont révélé que le produit crème PXTS+0,5% AK205 a entraîné une diminution significative de l'activité de la tyrosinase au niveau des épidermes reconstitués intégrant des mélanocytes (-32%) comparativement au témoin positif (-38%). Une légère diminution (-19%) après traitement par le produit crème PXTS+0,1% AK205 a été observée.

En conclusion, dans les conditions expérimentales retenues le produit crème PXTS+0,5% AK205 a présenté une activité dépigmentante nette vis à vis des épidermes reconstituants intégrant des mélanocytes. Une activité plus limitée mais réelle a été observée avec la crème PXTS+0,1% AK205.

Exemple 5 : Mise en évidence sur épiderme reconstitué SKINETHIC® de l'effet anti-radicalaire d'une préparation cosmétique contenant un lyophilisat de cellules dédifférenciées de Criste Marine :
1- Pourquoi doser le malondialdéhyde?

Dans les systèmes biologiques, l'oxygène moléculaire est stable et peu réactif. Il se comporte comme un accepteur d'électrons et sa réduction aboutit à la production d'eau. Mais la réduction incomplète de l'O₂ aboutit à la production de radicaux libres et de métabolites tels que l'anion superoxyde O₂⁻, le radical perhydroxyde HO₂⁻ toxique (en présence de fer ferreux, la réaction peut conduire à OH⁻, très agressif) ou le peroxyde d'hydrogène H₂O₂.

La superoxyde dismutase (SOD) protège les membranes en dismutant très rapidement O_2^- en H_2O_2 . L' H_2O_2 , relativement stable, est réduit en eau (H_2O) par la catalase et la peroxydase. Ces radicaux libres issus de la réduction incomplète de l' O_2 sont sensibles au niveau des doubles liaisons, ce qui favorise l'apparition d'autres radicaux libres par délocalisation électronique. L'initiation de la réaction en chaîne radicalaire se produit au niveau des acides gras polyinsaturés. La réaction en chaîne se déclenche alors, à l'intérieur de la membrane cellulaire conduisant à la libération du malondialdéhyde (MDA) ainsi que d'autres aldéhydes et alcanes qui sont des produits de dégradation. Ces derniers peuvent être mis en évidence par réaction avec l'acide thiobarbiturique (TBA).

En dosant le MDA, qui est l'un des marqueurs essentiels de la cytotoxicité par les processus oxydatifs et le stress, on dispose alors d'un indice qui renseigne sur l'activité antiradicalaire d'une substance donnée.

2- Protocole expérimental :

Des kératinocytes d'origine humaine sont ensemencés sur des filtres en polycarbonate de $0,63\text{ cm}^2$ dans un milieu défini (MCDB 153 modifié) et supplémenté. Les cellules sont cultivées pendant 14 jours à l'interface air/liquide, le milieu de culture étant changé tous les deux jours.

Les épidermes ainsi formés ont été utilisés pour la réalisation de l'étude à partir du 17ème jour de culture.

30

L'essai a été conduit en triplicate après 24 h de contact du produit avec les épidermes:

-Lot 1 : épidermes témoins négatifs ne recevant aucun produit.

35 -Lot 2 : épidermes traités recevant le produit crème PXTS+0,1% AK205

-Lot 3 : épidermes traités recevant le produit crème PXTS+0,5% AK205

-Lot 4 : épidermes traités recevant le produit lyophilisat de cellules (Criste Marine)

Les produits à étudier ont été appliqués à la surface de chaque épiderme traité, à raison de 2 $\mu\text{L}/\text{cm}^2$.

=> Extraction du malondialdéhyde

Après 24h de contact du produit avec les épidermes, ces derniers ont été remis en suspension dans:

-250 μL de tampon Tris 50 mM, pH 8 contenant NaCl 0,1 M ;
EDTA 20 mM

-25 μL de SDS à 7%

-300 μL de HCl (0,1 N)

-38 μL d'acide phosphotungstique à 1% dans l'eau

-300 μL d'acide thiobarbiturique à 0,67% dans l'eau

Après 1 heure d'incubation dans l'obscurité à 50°C et un refroidissement dans l'eau glacée, 300 ml de n-butanol ont été ajoutés dans chaque tube. Ceux-ci ont été centrifugés à 10 000 g à 0°C pendant 10 min. La phase supérieure a été récupérée pour le dosage du MDA.

=> Dosage du malondialdéhyde

Le MDA a été dosé par mesure de la fluorescence après séparation du complexe MDA-TBA par HPLC (Chromatographie Liquide Haute Pression).

-Pompe Bischoff Model 2.200

-Injecteur automatique Alcot Model 788 autosampler

-Colonne Ultrasep C18 (30 cm x 0,18 cm) 6 mm de porosité -
Déecteur de fluorescence, jasco 821-FI

La détection de la fluorescence a été effectuée avec une excitation à 515 nm et une émission à 553 nm. L'éluent utilisé est composé de méthanol:eau, 40:60 (v/v) dont le pH a été ajusté avec du KOH 1 M.

La quantification a été faite par rapport à des standards traités comme les échantillons (0,125 ; 0,25 ; 0,5 et 1 mM) à l'aide d'un logiciel informatique ICS (Pic 3) (Instrumentation, Consommable Service).

=> Dosage des protéines

Le dosage des protéines a été réalisé selon la méthode de BRADFORD. L'augmentation de l'absorbance à 595 nm est proportionnelle à la concentration des protéines déterminées à l'aide d'un spectrophotomètre UNI CAM 8625.

5

3- Résultats

a) Lipoperoxydation physiologique

Les résultats obtenus sont présentés sous forme de tableau:

	MDA ($\mu\text{M}/\text{mg}$ protéines)	%
Témoin	652 \pm 31	-
CREME PXTS+0,1% AK205	638 \pm 47	-2 (ns)
CREME PXTS+0,5% AK205	620 \pm 32	-5 (ns)
LYOPHILISAT DE CELLULES	594 \pm 57	-9 (ns)

10 ns : non significatif

Les résultats montrent que les produits étudiés n'induisent aucune libération du MDA dans les conditions physiologiques, par rapport au témoin non traité.

15

b) Lipoperoxydation provoquée par des UVB

Les résultats obtenus sont présentés sous forme de tableau:

20

	MDA ($\mu\text{M}/\text{mg}$ protéines)	%
Témoin	652 \pm 31	
UVB (150 mJ/cm ²)	832 \pm 63	+28*
CREME PXTS+0,1% AK205 + UVB (150 mJ/cm ²)	660 \pm 51	-21**
CREME PXTS+0,5% AK205 + UVB (150 mJ/cm ²)	625 \pm 42	-25**
LYOPHILISAT DE CELLULES + UVB (150 mJ/cm ²)	602 \pm 37	-28**

* par rapport au témoin négatif

** par rapport au témoin positif irradié UVB

Les résultats obtenus ont révélé une protection significative des produits, crème PXTS+0,1% AK205, crème
5 PXTS+0,5% AK205 et lyophilisat de cellules (Criste Marine), appliqués à la surface de l'épiderme reconstitué SKINETHIC®, vis-à-vis de la lipoperoxydation provoquée par les rayons ultraviolets B (150 mJ/cm²).

Le pourcentage de réduction de la production de MDA
10 est de -21, -25 et -28% respectivement pour crème PXTS+0,1% AK205, crème PXTS+0,5% AK205 et le produit lyophilisat de cellules (Criste Marine) en comparaison avec les épidermes irradiés.

L'irradiation UVB (témoin positif) ayant provoqué
15 +28% d'augmentation de la production de MDA, l'application des produits crème PXTS+0,1% AK205, crème PXTS+0,5% AK205 et produit lyophilisat de cellules (Criste Marine) avant l'irradiation a permis de maintenir la production de MDA à son niveau physiologique.

20

Exemple 6 : Mise en évidence sur épiderme reconstitué SKINETHIC® de l'effet stimulant d'une préparation cosmétique contenant un lyophilisat de cellules dédifférenciées de Criste Marine :

25 1- Critères d'évaluation de la stimulation

La culture cellulaire des kératinocytes humains a permis de décrire plus en détails les effets spécifiques des dérivés de la vitamine A sur les marqueurs de la différenciation graduée de l'épiderme : l'expression de KI-
30 67 dans la couche supra-basale est stimulée, l'expression de kératines typiques de l'hyperprolifération épidermique (K19, K13) est induite, il y a perte de la polarité des cellules de la couche basale, tandis que la synthèse de la filaggrine, protéine responsable de l'empaquetage des
35 kératines dans la couche cornée, est inhibée. Les grains de kératohyaline, situés dans la couche granuleuse et riches en filaggrine, disparaissent en 24h en présence d'acide rétinoïque, 0,05% (acide de la vitamine A) dans le milieu

de culture. Les rétinoïdes induisent donc globalement une stimulation de la prolifération et une inhibition de la différenciation épidermiques. (Rosdy, M. et al., In Vitro Toxicology, Vol.10 n°1, p. 39-47, 1997, "Retinoic acid inhibits epidermal differentiation when applied topically on the stratum corneum of epidermis formed *in vitro* by human keratinocytes grown on defined medium")

La filaggrine et la protéine KI-67 peuvent donc être utilisés comme marqueurs de la différenciation épidermique.

2- Etude de la différenciation épidermique :

• Protocole

Des kératinocytes d'origine humaine sont ensemencés sur des filtres en polycarbonate de 0,63 cm² dans un milieu défini (MCDB 153 modifié) et supplémenté. Les cellules sont cultivées pendant 14 jours à l'interface air/liquide, le milieu de culture étant changé tous les deux jours.

Les épidermes ainsi formés ont été utilisés pour la réalisation de l'étude à partir du 17ème jour de culture.

L'essai est conduit en triplicate après 24 heures de contact des produits avec les épidermes :

-Lot 1 : épidermes témoins négatifs ne recevant aucun produit.

-Lot 2 : épidermes traités recevant le produit crème PXTS+0,1% AK205

-Lot 3 : épidermes traités recevant le produit crème PXTS+0,5% AK205

-Lot 4 : épidermes traités recevant le produit lyophilisat de cellules (Criste Marine)

Les épidermes témoins ne recevant aucun produit et les épidermes traités recevant les produits à l'étude pendant 24 heures de contact, ont été congelés à -80°C. Après inclusion en blocs de paraffine, ces épidermes ont été coupés puis traités en immunohistochimie.

Cette réaction a été réalisée avec un anticorps monoclonal recombinant de la filaggrine.

- Résultats : inhibition de la différenciation des cellules épidermiques

L'observation comparative des épidermes reconstitués témoins et traités avec les produits, crème PXTS+0,1% AK205, crème PXTS+0,5% AK205 et lyophilisat de cellules (Criste Marine), a révélé une différence de densité de marquage de la filaggrine au niveau de la couche granuleuse (cf. Figure 3).

En effet, dans les conditions physiologiques, le traitement des épidermes par:

- crème PXTS+0,1% AK205: a induit une nette diminution de la différenciation épidermique se traduisant par la nette diminution du marquage de la filaggrine en comparaison avec les témoins non traités,
- crème PXTS+0,5% AK205: a induit une nette diminution de la différenciation épidermique se traduisant par la nette diminution du marquage de la filaggrine en comparaison avec les témoins non traités,
- lyophilisat de cellules (Criste Marine): a induit une diminution significative de la différenciation épidermique se traduisant par la nette diminution du marquage de la filaggrine en comparaison avec le témoin non traité.

3- Etude de l'activité prolifératrice des cellules de la couche basale des épidermes

- Protocole

Des kératinocytes d'origine humaine sont ensemencés sur des filtres en polycarbonate de 0,63 cm² dans un milieu défini (MCDB 153 modifié) et supplémenté. Les cellules sont cultivées pendant 14 jours à l'interface air/liquide, le milieu de culture étant changé tous les deux jours.

Les épidermes ainsi formés ont été utilisés pour la réalisation de l'étude à partir du 17ème jour de culture.

L'activité des produits a été révélée par un marquage immunohistochimique.

L'essai est conduit en triplicate après 24 heures de contact du produit avec les épidermes :

- Lot 1 : épidermes témoins négatifs ne recevant aucun

produit.

-Lot 2 : épidermes traités recevant le produit crème
PXTS+0,1% AK205)

5 -Lot 3 : épidermes traités recevant le produit crème
PXTS+0,5% AK205

-Lot 4 : épidermes traités recevant le produit lyophilisat
de cellules (Criste Marine)

10 Les épidermes témoins ne recevant aucun produit et les
épidermes traités recevant les produits à l'étude pendant
24 heures de contact, ont été fixés dans le formaldéhyde
10%. Après inclusion en blocs de paraffine, ces épidermes
ont été coupés puis traités en immunohistochimie.

Cette réaction a été réalisée avec l'anticorps MIB1
(Immunotech), peptide recombinant de l'antigène nucléaire
15 KI-67.

La révélation a été faite par la méthode peroxydase-
antiperoxydase après démasquage antigénique par pré-
traitement à la chaleur.

20 Le marquage par chromogène DAB révèle en brun les
sites nucléaires KI-67 de la fraction des cellules en
croissance exprimée en phases:

=> G1 et S = phases de latence et de synthèse de la cellule

=> G2 = phase de dédoublement des constituants cellulaires

=> M = mitose

25 L'index mitotique a été évalué par comptage des sites
nucléaires colorés, à raison de 10 champs par lame au
microscope optique, grossissement x 250, comparativement
aux coupes d'épiderme témoins.

30 • Résultats : stimulation de la prolifération des
cellules épidermiques

Les résultats obtenus sont présentés sous forme de tableau:

	Moyenne du nombre de noyaux colorés par champ de comptage au microscope
Témoin	7 ± 2
CREME PXTS+0,1% AK205	8 ± 2
CREME PXTS+0,5% AK205	12 ± 2
LYOPHILISAT DE CELLULES	14 ± 3

Le comptage des sites nucléaires colorés au brun de tous les échantillons, après traitement immunohistochimique, a révélé que le produit:

- 5 -crème PXTS+0,1% AK205 : a entraîné une faible augmentation mais significative de la multiplication des cellules de la couche basale. Le nombre de sites nucléaires colorés est comparable a celui des témoins non traités (cf. Figure 4).
- 10 -crème PXTS+0,5% AK205 : a entraîné une faible augmentation mais significative de la multiplication des cellules de la couche basale en comparaison avec le témoin non traité. Le nombre de sites nucléaires colorés est supérieur a celui des témoins non traités (cf. Figure 4).
- 15 -lyophilisat de cellules (Criste Marine): a entraîné une augmentation significative de la multiplication des cellules de la couche basale en comparaison avec le témoin non traité. Le nombre de sites nucléaires colorés est largement supérieur a celui des témoins non traités (cf. Figure 4).

REVENDEICATIONS

1- Utilisation dans une composition cosmétique ou pharmaceutique d'au moins un lyophilisat de cellules végétales dédifférenciées, ledit lyophilisat permettant de dépigmenter et/ou éclaircir, de protéger et de régénérer l'épiderme.

2- Utilisation selon la revendication 1 caractérisée en ce que les cellules végétales dédifférenciées sont obtenues par culture in vitro.

3- Utilisation selon la revendication 2 caractérisée en ce que les cellules végétales dédifférenciées obtenues par culture in vitro sont des lignées.

4- Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 3 caractérisée en ce que les cellules végétales dédifférenciées sont des cellules de plantes halophiles.

5- Utilisation selon la revendication 4 caractérisée en ce que la plante halophile est la Criste Marine.

6- Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 5 caractérisée en ce que le lyophilisat dépigmente et/ou éclaircit l'épiderme en bloquant l'activité de la tyrosinase.

7- Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 5 caractérisée en ce que le lyophilisat protège l'épiderme par un effet anti-radicalaire.

8- Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 5 caractérisée en ce que le lyophilisat régénère l'épiderme par un effet stimulant la prolifération des cellules de la couche basale de l'épiderme.

9- Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 5 caractérisée en ce que le lyophilisat régénère l'épiderme par un effet inhibant la différenciation épidermique.

10- Composition cosmétique ou pharmaceutique à usage topique caractérisée en ce qu'elle comprend, dans une base physiologiquement acceptable, au moins un lyophilisat tel que décrit selon l'une quelconque des revendications 1 à 9.

11- Composition cosmétique ou pharmaceutique à usage topique caractérisée en ce qu'elle comprend, dans une base physiologiquement acceptable, de 0,05% à 2% d'au moins un lyophilisat tel que décrit selon l'une quelconque des
5 revendications 1 à 9.

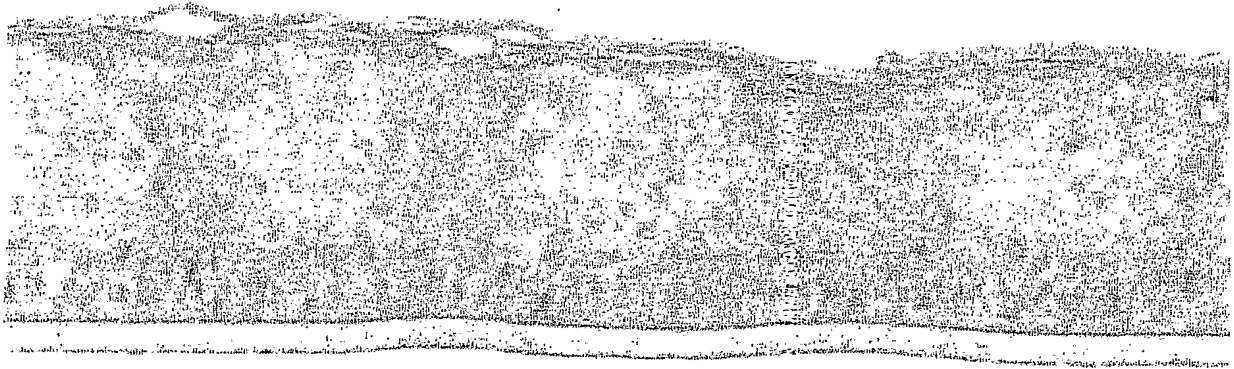
12- Composition cosmétique ou pharmaceutique à usage topique caractérisée en ce qu'elle comprend, dans une base physiologiquement acceptable, de 0,1% à 1% d'au moins un lyophilisat tel que décrit selon l'une quelconque des
10 revendications 1 à 9.

13- Composition cosmétique ou pharmaceutique à usage topique caractérisée en ce qu'elle comprend, dans une base physiologiquement acceptable, 0,5% d'au moins un lyophilisat tel que décrit selon l'une quelconque des
15 revendications 1 à 9.

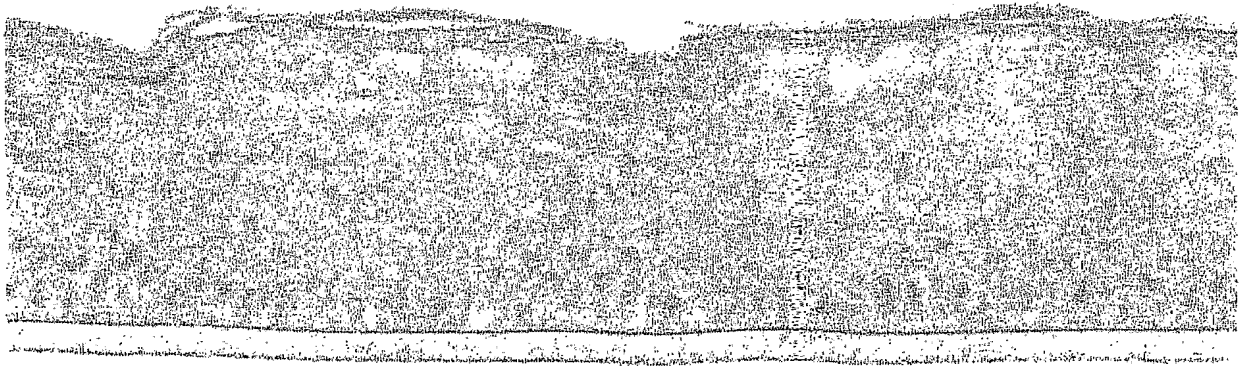
14- Composition selon l'une quelconque des revendications 10 à 13, destinée à rajeunir l'aspect de la peau.

15- Composition selon l'une quelconque des revendications 10 à 13, destinée au traitement des taches pigmentaires.
20

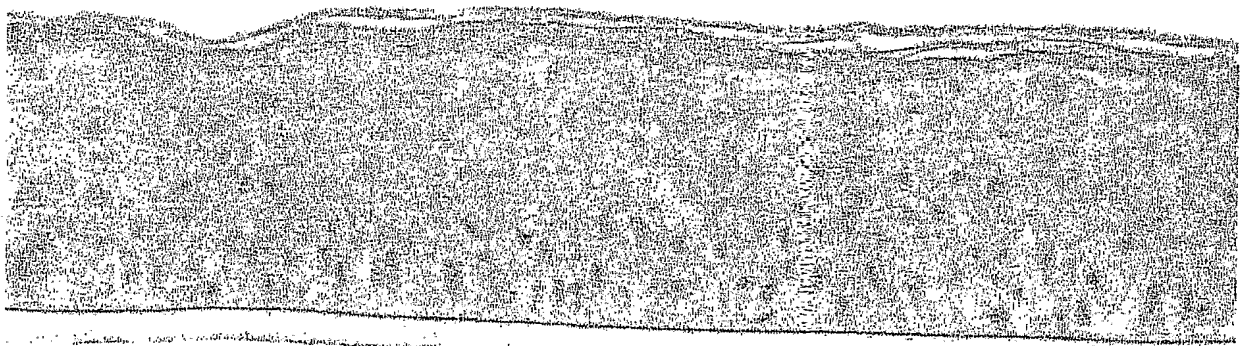
16- Composition selon l'une quelconque des revendications 10 à 13, destinée à éclaircir les peaux noires ou asiatiques.



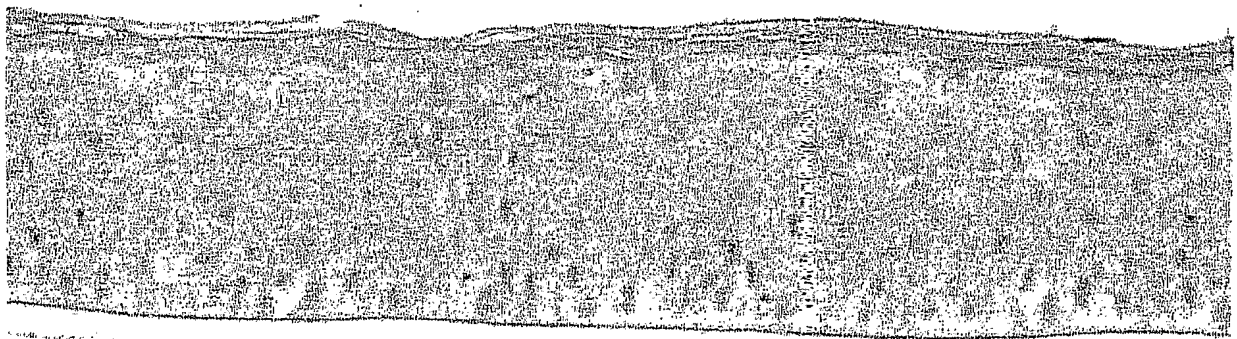
Témoin



Crème PXTS + 0.1% AK205

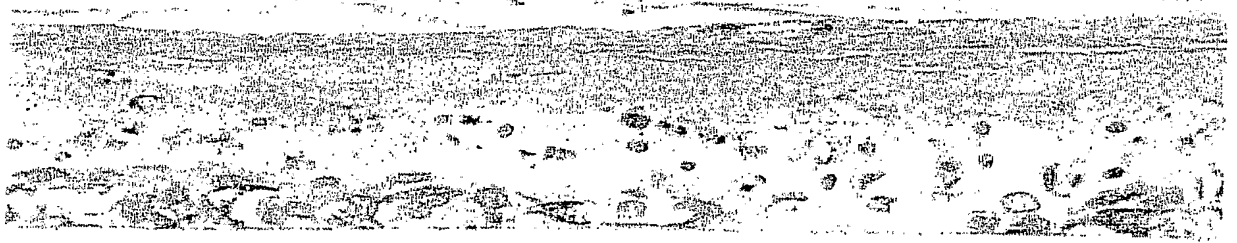


Crème PXTS + 0,5% AK205

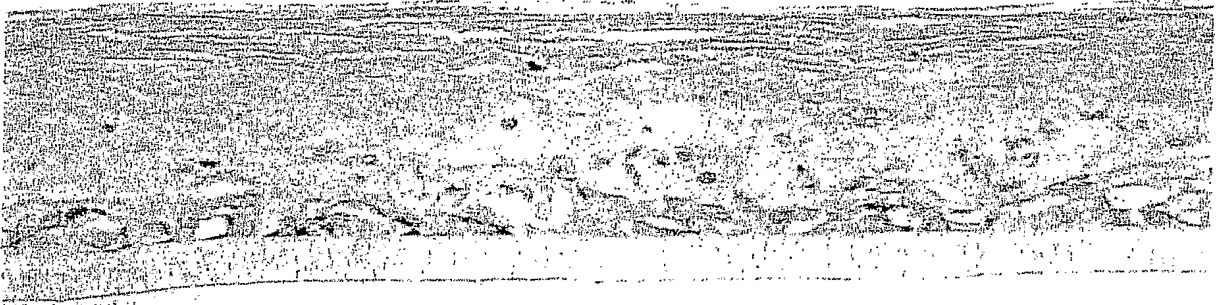


Lyophilisat de cellules (Criste Marine)

Fig. 1



Témoin négatif



Témoin positif (acide kojique)

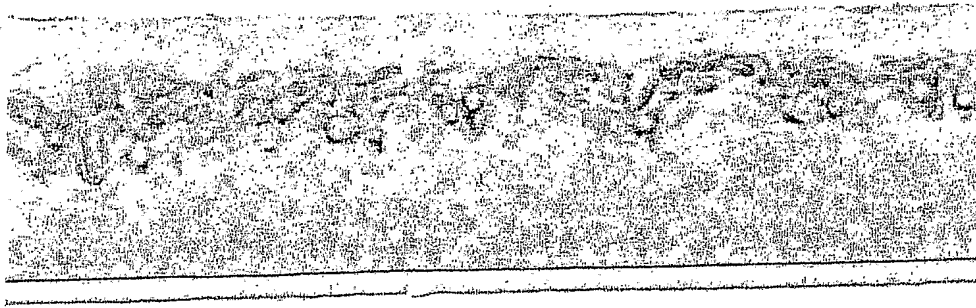


Crème PXTS + 0,1% AK205

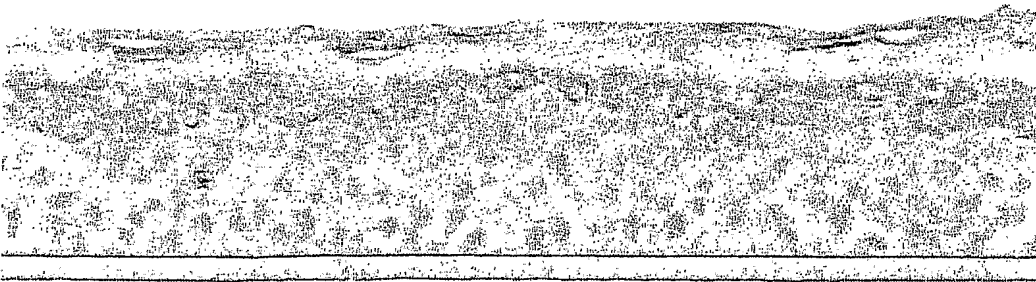


Crème PXTS + 0,5% AK205

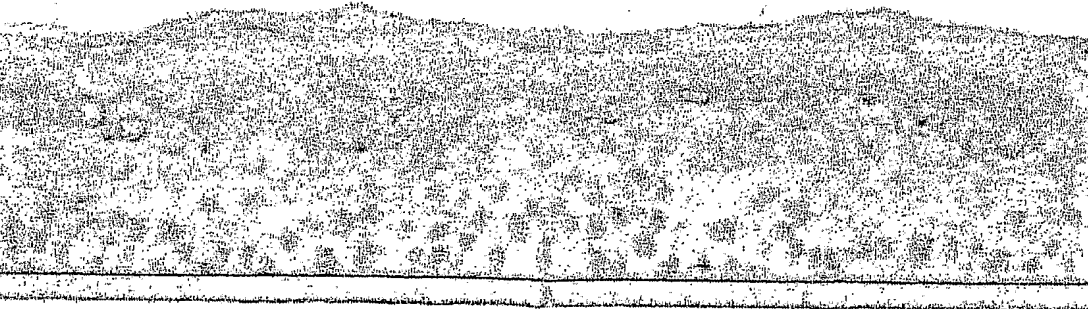
Fig. 2



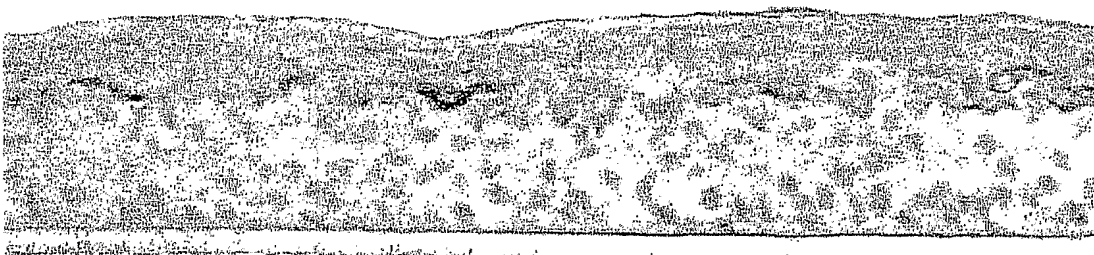
Témoin



Crème PXTS + 0,1% AK205



Crème PXTS + 0,5% AK205

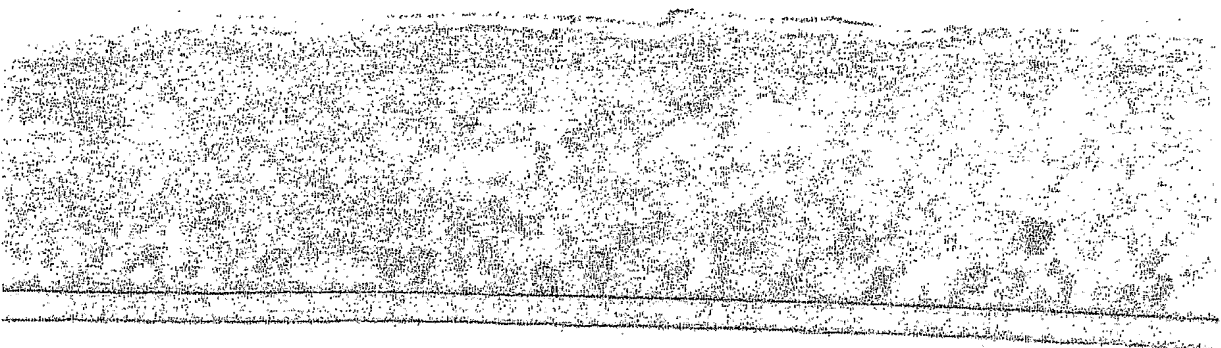


Lyophilisat de cellules (Criste Marine)

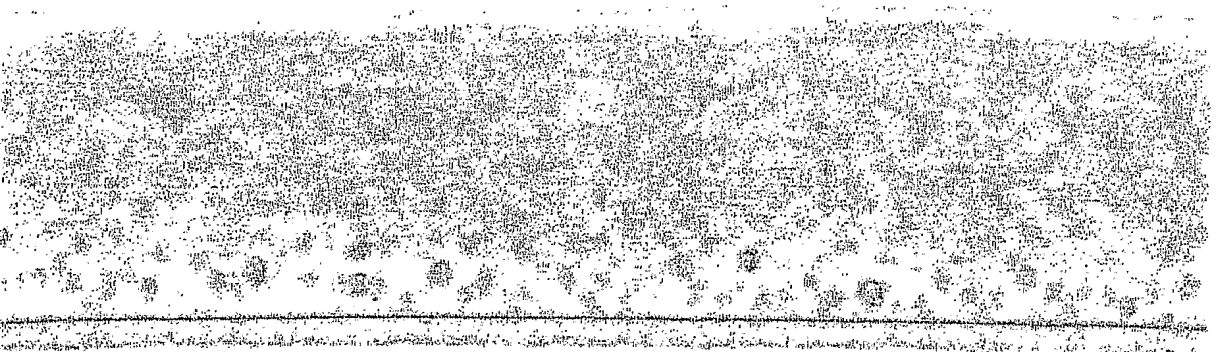
Fig. 3



Témoin



Crème PXTS + 0,1% AK205



Crème PXTS + 0,5% AK205



Fig. 4

Lyophilisat de cellules (Criste Marine)

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No

PCT/FR2004/003109

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 7 A61K7/48

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 7 A61K

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

EPO-Internal, WPI Data, PAJ, CHEM ABS Data, BIOSIS

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category °	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO 01/82887 A (L'OREAL; CALS-GRIERSON, MARIE-MADELEINE) 8 November 2001 (2001-11-08) page 4, line 3 - page 5, line 32 page 6, line 1 - page 7, line 28; claims 1-6, 14, 15, 19-26; examples 1, 2	1-3, 7-16
X, P	FR 2 846 242 A (L'OREAL) 30 April 2004 (2004-04-30) page 4, line 4 - page 5, line 22 page 2, line 16 - line 23; claims 1-15; examples 1-3	1-3, 6, 10-16

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.☒ Patent family members are listed in annex.

° Special categories of cited documents :

- *A* document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- *E* earlier document but published on or after the international filing date
- *L* document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- *O* document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- *P* document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- *T* later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- *X* document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
- *Y* document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.
- * & * document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

29 April 2005

Date of mailing of the international search report

11/05/2005

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Fischer, J.P.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No
PCT/FR2004/003109

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category °	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO 03/077881 A (ENNAMANY RACHID) 25 September 2003 (2003-09-25) page 5, line 16 - line 23 page 15, line 14 - page 17, line 20 page 24, line 14 - page 25, line 8 page 25, line 11 - page 27, line 4; claims 1-31; examples 8-11,22 -----	10-16
X	EP 1 064 932 A (OREAL) 3 January 2001 (2001-01-03) the whole document -----	10-16
A	FR 2 657 011 A (SECMA) 19 July 1991 (1991-07-19) the whole document -----	1-16

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/FR2004/003109

Patent document cited in search report		Publication date	Patent family member(s)	Publication date
WO 0182887	A	08-11-2001	FR 2808190 A1	02-11-2001
			CA 2407311 A1	08-11-2001
			EP 1278508 A1	29-01-2003
			WO 0182887 A1	08-11-2001
			JP 2003532644 T	05-11-2003
			US 2003165589 A1	04-09-2003
FR 2846242	A	30-04-2004	FR 2846242 A1	30-04-2004
WO 03077881	A	25-09-2003	FR 2837385 A1	26-09-2003
			AU 2002334321 A1	29-09-2003
			AU 2003215781 A1	29-09-2003
			EP 1485064 A2	15-12-2004
			WO 03077880 A1	25-09-2003
			WO 03077881 A2	25-09-2003
EP 1064932	A	03-01-2001	FR 2795637 A1	05-01-2001
			CA 2312526 A1	02-01-2001
			EP 1064932 A1	03-01-2001
			JP 2001064141 A	13-03-2001
			US 6551625 B1	22-04-2003
FR 2657011	A	19-07-1991	FR 2657011 A1	19-07-1991

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale No
PCT/FR2004/003109

A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE
CIB 7 A61K7/48

Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB

B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE

Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement)
CIB 7 A61K

Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche

Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si réalisable, termes de recherche utilisés)
EPO-Internal, WPI Data, PAJ, CHEM ABS Data, BIOSIS

C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie °	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
X	WO 01/82887 A (L'OREAL; CALS-GRIERSON, MARIE-MADELEINE) 8 novembre 2001 (2001-11-08) page 4, ligne 3 - page 5, ligne 32 page 6, ligne 1 - page 7, ligne 28; revendications 1-6,14,15,19-26; exemples 1,2	1-3,7-16
X,P	FR 2 846 242 A (L'OREAL) 30 avril 2004 (2004-04-30) page 4, ligne 4 - page 5, ligne 22 page 2, ligne 16 - ligne 23; revendications 1-15; exemples 1-3 ----- -/-- -----	1-3,6, 10-16

☒ Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents

☒ Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe

° Catégories spéciales de documents cités:

- *A* document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent
- *E* document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date
- *L* document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée)
- *O* document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens
- *P* document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée

- *T* document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention
- *X* document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément
- *Y* document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier
- *Z* document qui fait partie de la même famille de brevets

Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée

29 avril 2005

Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale

11/05/2005

Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale
Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Fonctionnaire autorisé

Fischer, J.P.

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Dema ● Internationale No
PCT/FR2004/003109

C.(suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS		
Catégorie °	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
X	WO 03/077881 A (ENNAMANY RACHID) 25 septembre 2003 (2003-09-25) page 5, ligne 16 - ligne 23 page 15, ligne 14 - page 17, ligne 20 page 24, ligne 14 - page 25, ligne 8 page 25, ligne 11 - page 27, ligne 4; revendications 1-31; exemples 8-11,22 -----	10-16
X	EP 1 064 932 A (OREAL) 3 janvier 2001 (2001-01-03) le document en entier -----	10-16
A	FR 2 657 011 A (SECMA) 19 juillet 1991 (1991-07-19) le document en entier -----	1-16

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Renseignements relatifs aux membres de familles de brevets

Demande Internationale No

PCT/FR2004/003109

Document brevet cité au rapport de recherche		Date de publication	Membre(s) de la famille de brevet(s)	Date de publication
WO 0182887	A	08-11-2001	FR 2808190 A1	02-11-2001
			CA 2407311 A1	08-11-2001
			EP 1278508 A1	29-01-2003
			WO 0182887 A1	08-11-2001
			JP 2003532644 T	05-11-2003
			US 2003165589 A1	04-09-2003
FR 2846242	A	30-04-2004	FR 2846242 A1	30-04-2004
WO 03077881	A	25-09-2003	FR 2837385 A1	26-09-2003
			AU 2002334321 A1	29-09-2003
			AU 2003215781 A1	29-09-2003
			EP 1485064 A2	15-12-2004
			WO 03077880 A1	25-09-2003
			WO 03077881 A2	25-09-2003
EP 1064932	A	03-01-2001	FR 2795637 A1	05-01-2001
			CA 2312526 A1	02-01-2001
			EP 1064932 A1	03-01-2001
			JP 2001064141 A	13-03-2001
			US 6551625 B1	22-04-2003
FR 2657011	A	19-07-1991	FR 2657011 A1	19-07-1991